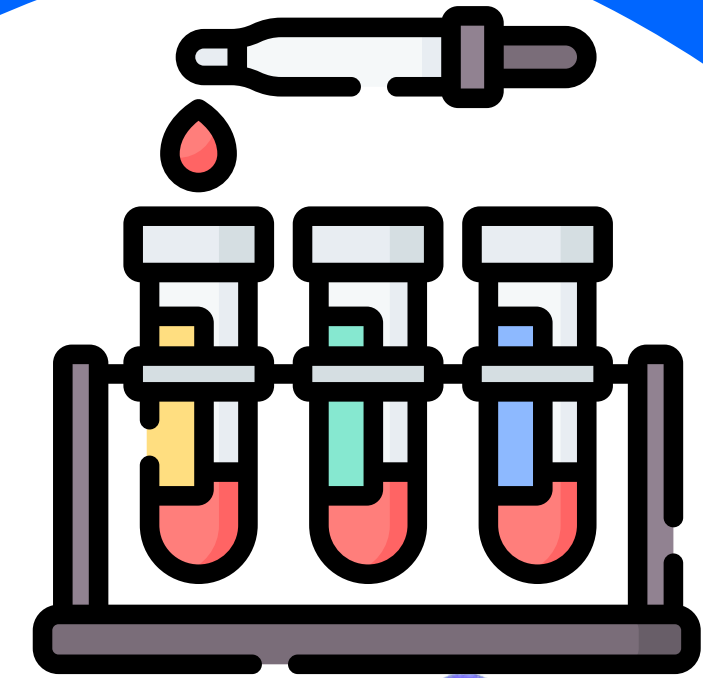




UUDS



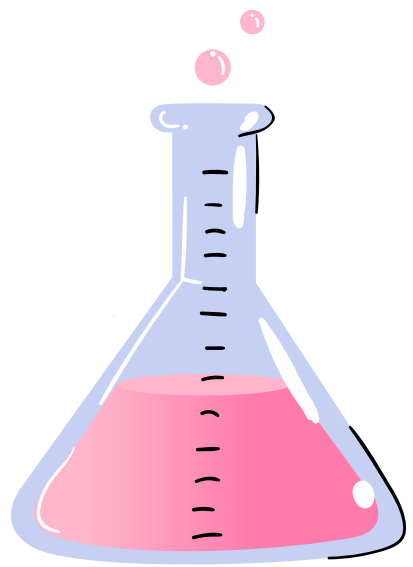
**Nombre del alumno:
Uziel Domínguez Álvarez**

**Docente:
Ing. Eduardo Enrique Arreola Jimenez**

**Asignatura:
Microbiología y Parasitología**

**Actividad:
Muestras clínicas**

**Lugar y fecha:
Tapachula Chiapas a 26/04/23**



MUESTRAS CLINICAS

EL ESTUDIO MICROBIOLÓGICO DE MUESTRAS DE TEJIDOS Y LÍQUIDOS CORPORALES PERMITE ESTABLECER EL DIAGNÓSTICO ETIOLÓGICO DE DIFERENTES ENFERMEDADES INFECCIOSAS

EL OBJETIVO GENERAL DE ESTE MANUAL PARA LA TOMA DE MUESTRAS PARA ANÁLISIS MICROBIOLÓGICO ES UNIFICAR CRITERIOS EN TORNO A LA PREPARACIÓN DE UNA MUESTRA MICROBIOLÓGICA

MUESTRAS DE ORINA

Realizar higiene de genitales: en mujeres, es necesario lavar el vestíbulo vaginal y la entrada de la uretra con agua jabonosa, enjuagar con abundante agua. Secar y separar los labios e iniciar la micción.

En el hombre se debe hacer retracción del prepucio y lavar el meato urinario con agua jabonosa, enjuagar con abundante agua y secar. Con el prepucio retraído iniciar la recolección de la orina.

MUESTRAS DE SANGRE

- Realizar lavado de manos quirúrgico.
- Mantener técnica aséptica durante todo el procedimiento.
- Utilizar campo estéril para evitar tener contacto con áreas circundantes que ofrezca el riesgo de contaminación.
- Colocar mascarilla al paciente.
- Realizar antisepsia de la zona a puncionar; no palpe la vena sin guantes estériles una vez preparada la piel.
- Utilizar otros guantes estériles para cada punción.

MUESTRAS DEL TRACTO RESPIRATORIO

1. Evitar las gotas y los baños nasales antes de tomar la muestra (6, 17, 18, 19)
2. No se recomienda enviar cultivos para anaerobios.
3. Sólo se recomienda tomar cultivo de fosas nasales anteriores para la detección de portadores de Staphylococcus aureus o en lesiones nasales

- Colocar al paciente bajo una buena fuente de luz.
- Levantar la cabeza del paciente y con la otra mano introducir el escobillón 1 cm en el interior de las fosas nasales, rotarlo y luego retirarlo e identificar de qué fosa nasal se tomó la muestra.

MUESTRAS LÍQUIDOS CORPORALES

La recolección de muestras de este origen está reservada estrictamente al médico especialista. Con el fin de aumentar la probabilidad de recuperación de microorganismos, se recomienda inocular la muestra en una sola botella de hemocultivo. Líquido amniótico y fluido de culdocentesis deben ser transportados en medio anaerobio.

- Equipo de preparación de piel y anestesia local. Jeringa y aguja estéril, Tubo estéril seco para cultivos, Tubo estéril con citrato de sodio para ADA, Tubo estéril con anticoagulante para citoquímico y pruebas especiales, Frascos estériles para citología y cultivo, Frasco de hemocultivo, Frasco de hemocultivo para hongos...

MUESTRAS DE PIEL Y MUCOSAS

1. Limpiar la herida del borde hacia afuera con gasa impregnada con solución salina normal y alcohol isopropílico al 70%, con el fin de evitar la contaminación de la muestra con flora colonizante que no está realmente implicada en el proceso infeccioso.
2. Lavar la parte interna de la herida con solución salina abundante, sin presión. No usar antisépticos.

MUESTRAS DE BIOPSIA Y TEJIDOS

Realizar preparación antiséptica del área de donde se va a tomar la biopsia.

- Conservar la esterilidad de la muestra hasta su recepción en el laboratorio clínico o de patología.
- Colocar la muestra de tejido en solución salina no bacteriostática (lactato de Ringer).
- Se recomienda tomar cultivo de biopsia tejido para lesiones relacionadas con úlceras de presión, úlceras varicosas, quemaduras y pie diabético, realizar limpieza previa con solución salina estéril.
- No se recomienda hacer búsqueda de anaerobios en este tipo de lesiones.